



DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets ⁷ : A61K 35/78, 7/48, A61P 19/02, 1/02, 17/00, 29/00, 17/02, 9/00	A1	(11) Numéro de publication internationale: WO 00/62789 (43) Date de publication internationale: 26 octobre 2000 (26.10.00)
(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR00/01007 (22) Date de dépôt international: 18 avril 2000 (18.04.00) (30) Données relatives à la priorité: 99/04875 19 avril 1999 (19.04.99) FR (71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): LABORATOIRES PHARMASCIENCE [FR/FR]; 73, boulevard de la Mission-Marchand, F-92400 Courbevoie (FR). (72) Inventeurs; et (75) Inventeurs/Déposants (US seulement): MSIKA, Philippe [FR/FR]; 226, rue Marcadet, F-75018 Paris (FR). PICCIRILLI, Antoine [FR/FR]; 52 bis, rue du Prieuré Saint-Thomas, F-28230 Epermon (FR). PAUL, François [FR/FR]; 69, chemin de Malepère, F-31400 Toulouse (FR). (74) Mandataires: MARTIN, Jean-Jacques etc.; Cabinet Regimbeau, 26, avenue Kléber, F-75116 Paris (FR).		(81) Etats désignés: BR, JP, KR, US, brevet européen (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE). Publiée <i>Avec rapport de recherche internationale.</i>
(54) Title: PEPTIDE EXTRACT OF LUPINE AND PHARMACEUTICAL OR COSMETIC OR NUTRITIONAL COMPOSITION COMPRISING SAME (54) Titre: EXTRAIT PEPTIDIQUE DU LUPIN ET COMPOSITION PHARMACEUTIQUE OU COSMETIQUE OU NUTRACEUTIQUE COMPRENANT UN TEL EXTRAIT (57) Abstract <p>The invention concerns a peptide extract of lupine (<i>lupinus</i>) characterised in that it has a metalloprotease inhibiting activity, in particular collagenase and gelatinase. The invention also concerns a pharmaceutical, cosmetic or nutritional composition comprising a peptide extract, optionally an inert carrier, in particular for treating humans or mammals suffering from a condition or disease related to excessive degeneration of support by a metalloprotease.</p> (57) Abrégé <p>La présente invention concerne un extrait peptidique de lupin (<i>lupinus</i>) caractérisé en ce qu'il présente une activité d'inhibition des métalloprotéases, notamment les collagénases et les gélatinases. Elle concerne également une composition pharmaceutique, cosmétique ou nutraceutique comprenant un extrait peptidique, éventuellement un véhicule inerte, notamment pour le traitement d'humains ou de mammifères souffrant d'une condition ou d'une maladie liée à une dégradation excessive de soutien par une métalloprotéase.</p>		

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

AL	Albanie	ES	Espagne	LS	Lesotho	SI	Slovénie
AM	Arménie	FI	Finlande	LT	Lituanie	SK	Slovaquie
AT	Autriche	FR	France	LU	Luxembourg	SN	Sénégal
AU	Australie	GA	Gabon	LV	Lettonie	SZ	Swaziland
AZ	Azerbaïdjan	GB	Royaume-Uni	MC	Monaco	TD	Tchad
BA	Bosnie-Herzégovine	GE	Géorgie	MD	République de Moldova	TG	Togo
BB	Barbade	GH	Ghana	MG	Madagascar	TJ	Tadjikistan
BE	Belgique	GN	Guinée	MK	Ex-République yougoslave de Macédoine	TM	Turkménistan
BF	Burkina Faso	GR	Grèce			TR	Turquie
BG	Bulgarie	HU	Hongrie	ML	Mali	TT	Trinité-et-Tobago
BJ	Bénin	IE	Irlande	MN	Mongolie	UA	Ukraine
BR	Brésil	IL	Israël	MR	Mauritanie	UG	Ouganda
BY	Bélarus	IS	Islande	MW	Malawi	US	Etats-Unis d'Amérique
CA	Canada	IT	Italie	MX	Mexique	UZ	Ouzbékistan
CF	République centrafricaine	JP	Japon	NE	Niger	VN	Viet Nam
CG	Congo	KE	Kenya	NL	Pays-Bas	YU	Yougoslavie
CH	Suisse	KG	Kirghizistan	NO	Norvège	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	République populaire démocratique de Corée	NZ	Nouvelle-Zélande		
CM	Cameroun	KR	République de Corée	PL	Pologne		
CN	Chine	KZ	Kazakstan	PT	Portugal		
CU	Cuba	LC	Sainte-Lucie	RO	Roumanie		
CZ	République tchèque	LI	Liechtenstein	RU	Fédération de Russie		
DE	Allemagne	LK	Sri Lanka	SD	Soudan		
DK	Danemark	LR	Libéria	SE	Suède		
EE	Estonie			SG	Singapour		

Extrait peptidique de lupin et composition pharmaceutique ou cosmétique ou nutraceutique comprenant un tel extrait

La présente invention est relative à un nouvel extrait peptidique présentant
5 une activité anti-métalloprotéase, notamment anti-collagénase et anti-gélatinase. Elle
est également relative aux compositions pharmaceutiques, cosmétiques ou
nutraceutiques comprenant un tel extrait, notamment une composition
pharmaceutique destinée à traiter les maladies inflammatoires, telles que l'arthrose,
la parodontose, ou les ulcères ou les compositions cosmétiques destinées à combattre
10 le vieillissement actinique ou non ou accéléré par les agressions extérieures (tabac,
pollution, ...).

La composition pharmaceutique ou cosmétique ou nutraceutique est
également destinée à traiter la néoangiogénèse (prolifération des vaisseaux)
pathologique ou inesthétique (psoriasis, tumeurs, érythrose, couperose, rosacée,
15 traitement local aux irritants tels que l'acide rétinoïque), les défauts de cicatrisation,
les brûlures ou l'attaque d'émail dentaire (Ch. M. Lapiere, Cours de biologie de la
peau – COBIP INSERM U 346, Lyon 1999).

Les métalloprotéases sont une famille d'endopeptidases zinc et calcium-
dépendantes qui ont la propriété combinée de dégrader les divers composants des
20 matrices du tissu conjonctif (Thèse de S. Charvat – Métalloprotéinases et épiderme,
pages 101-113 n° 248-98, 1998, Lyon I).

Elles sont classées suivant la nature de leur substrat. La collagénase (le
collagène fibrillaire : ex. MMP 1, 13, 8) ; la gélatinase (le collagène dénaturé,
gélatine : ex. MMP2, MMP9) ; les stromélysines (fibronectine, protéoglycane : ex.
25 MMP3, MMP10). Elles sont mises en jeu dans le remodelage physiologique (faible
expression) ou pathologique de la matrice extracellulaire (forte induction).

Les métalloprotéases sont notamment impliquées dans le processus de
cicatrisation en éliminant les tissus endommagés.

Les MMP peuvent agir de façon anarchique et conduire à des lésions
30 importantes si leur activité n'est pas contrôlée.

Par ailleurs, on sait que les métalloprotéases sont impliquées dans certains désordres biologiques tels que les maladies inflammatoires, notamment l'arthrose, la parodontose (H. BIRKEDAL-HANSEN *et al.*, *Critical Reviews in Oral Biology and Medicine*, 4(2) :197 :250 (1993)) ou dans les processus de vieillissement, notamment
5 liés à l'action du rayonnement solaire (MARTIN RIEGER ; Allured's Cosmetics & Toiletries®, vol. 114, No. 1/January 1999 ou G. J. FISHER *et al.*, *The New England Journal of Medicine*, vol. 337, n° 20 pp. 1419-1428, « *Pathophysiology of premature skin aging induced by ultraviolet light* » et G. J. FISHER *et al.*, *the Society for Investigative Dermatology*, Inc. 1998, pp. 61-68 « *Molecular mechanisms of*
10 *photoaging and its prevention by retinoic acid : ultraviolet irradiation induces MAP kinase signal transduction cascades that induce A-1-regulated matrix metalloproteinases that degrade human skin in vivo.* ») ou dans les inflammations aiguës et chroniques (XIE *et al.* ; *J. Biol. Chem.* 273 : pp. 11576-11582 ; 1998) et les maladies bulleuses (nécrolyse épithéliale toxique), les pathologies à hyper
15 prolifération cellulaire lors d'inflammation ou d'irritation, les escarres, les brûlures et les ulcères.

Il en est de même pour la prolifération des cellules endothéliales néoangiogénèses qui ont besoin dans leur phase proliférative lors de processus inflammatoires ou pathologiques (psoriasis, tumeurs) des MPP pour détruire le tissu
20 conjonctif, afin de migrer vers d'autres territoires et de se constituer en microtubules et capillaires (*Controlling the vasculature : angiogenesis, anti-angiogenesis and vascular targeting of gene therapy* – T.P. D. FAN, R. JAGGAR et R. BICKNELL ; *TIPS* – February 1995, vol. 16 ; *Natural Products as angiogenesis inhibitors*, D.H. PAPER, *Planta Medical* 64 (1998) pp. 686-695 ; *Membrane-type matrix*
25 *metalloproteinases in human dermal microvascular endothelial cells : expression and morphogenetic correlation* – V.T. CHAN *et coll.* , *J.I.D.* 111, pp. 1153-1159, 1998 ; *Matrix metalloproteinases in blood vessel development in human fetal skin and in cutaneous tumors* – T.V. KARELINA *et coll.* *J.I.D.* ; 105, 411-417, 1995 ; *Vascular profiferation and angiogenic factors in psoriasis*, J.D. CREAMER et
30 J.N.W.N. BARKER, *Clinical and Experimental Dermatology*, 1995, 20, pp. 6-9).

On connaît également le rôle des inhibiteurs de métalloprotéases, notamment des collagénases, des gélatinases et des stromélysines, dans certains des traitements des maladies précitées.

L'objet de la présente invention est de proposer un nouvel inhibiteur à spectre
5 large des métalloprotéases de type collagénase ou gélatinase permettant le traitement d'humains ou de mammifères souffrant d'une condition ou d'une maladie liée à une dégradation excessive ou pathologique du collagène ou d'une autre macroprotéine extracellulaire de soutien ou tout autre maladie liée à un excès d'expression de ces enzymes protéolytiques.

10 L'invention a pour objet un extrait peptidique de lupin (*lupinus*) caractérisé en ce qu'il présente une activité d'inhibition des métalloprotéases, notamment les collagénases ou les gélatinases. Comme variété de lupin, on cite notamment le genre lupin blanc doux (*lupinus albus*) tel que la variété Ares de faible teneur en alcaloïdes.

L'invention a notamment pour objet un nouvel extrait peptidique de lupin
15 (*lupinus*) caractérisé en ce qu'il présente une activité d'inhibition de la collagénase purifiée de *Clostridium histolyticum* sur la DQ-gélatine notamment supérieure à 50% à 24 heures, pour une concentration égale ou supérieure à 0,1 % (p/v).

Selon une variante, cet extrait peptidique de lupin est appauvri en lipides.

Il comprend avantageusement au moins 50%, de préférence au moins 70 %,
20 de préférence au moins 80 % de peptide.

Ces peptides sont obtenus par hydrolyse de la fraction protéique de lupin.

L'hydrolyse peut être effectuée par n'importe quel moyen approprié, notamment une hydrolyse enzymatique.

Un procédé de préparation d'un tel extrait peptidique de lupin comprend les
25 étapes suivantes :

- préparation d'un tourteau de lupin délipidé et broyé ou d'une farine de lupin (lipidée) micronisée,
- extraction des fractions protéiques et osiques solubles ou précipitation à pH acide (4 ou 5) selon le point isoélectrique,
- 30 - éventuellement séparation de la fraction protéique,

- hydrolyse de la fraction protéique et récupération, éventuellement après filtration, de l'extrait protéique.

L'invention est également relative à l'extrait protéique susceptible d'être obtenu par le procédé précité.

- 5 De façon générale, l'invention comprend les farines de lupin lipidées, les extraits peptidiques comprenant encore les sucres.

De préférence, l'extrait protéique présente la composition en acides aminés suivante (pourcentage en poids par rapport au poids total d'acides aminés).

Amino-acides	%/AA totaux
ASP	11,3
GLU	23,2
SER	5,1
HIS	1,7
GLY	3,4
THR	3,2
ALA	2,8
ARG	10,3
TYR	6,1
CYS-CYS	2,4
VAL	3,8
MET	0,2
PHE	7,0
ILE	3,3
LEU	7,9
LYS	3,7
PRO	4,4

- 10 L'invention a également pour objet une composition pharmaceutique ou cosmétique ou nutraceutique comprenant un extrait peptidique tel que décrit précédemment, éventuellement un véhicule inerte approprié, physiologiquement acceptable.

Une telle composition pharmaceutique ou dermocosmétique et nutraceutique est destinée notamment au traitement d'humains ou de mammifères souffrant d'une condition ou d'une maladie liée à une destruction excessive de collagène et/ou une destruction excessive des tissus de soutien. Une telle composition peut être utilisée à titre préventif ou curatif.

Parmi ces conditions ou maladies, on cite par exemple l'arthrose, les maladies parodontales, les maladies liées aux lésions de la peau, les maladies inflammatoires, la néangiogénèse tumorale ou pathologique (érythrose, couperose, télangectasie, rosacée, psoriasis ...), le défaut de cicatrisation, les ulcères, les brûlures, les maladies bulbeuses, et l'attaque de l'émail dentaire.

L'invention est également relative aux compositions cosmétiques pour le traitement des lésions de la peau dues au vieillissement telles que les lésions provoquées par l'action du rayonnement solaire (en anglais *photoaging*), les effets délétères intrinsèques de la peau, les effets délétères du tabac.

Les compositions pharmaceutiques, dermocosmétiques ou cosmétiques se présentent, selon une variante, sous la forme d'une formulation pour application topique. L'invention a donc pour objet une méthode de traitement cosmétique comprenant l'application d'une telle composition sur la surface cutanée d'un individu.

L'extrait peptidique selon l'invention peut également être incorporé ou formulé dans un véhicule polymérique ou un système de délivrance pour une utilisation topique ou locale, comme dans le cas du traitement d'une maladie parodontale, pour être délivré directement dans la poche parodontale.

Selon une autre variante, les compositions pharmaceutiques sont sous la forme d'une formulation pour administration orale.

Ces compositions peuvent en général être formulées sous la forme de tablettes, de capsules, de pommade.

Dans le cas des nutraceutiques ou compositions alimentaires, les formes habituellement utilisées peuvent être employées.

L'invention est maintenant illustrée par les exemples de réalisation décrits ci-après à titre illustratif.

I – Préparation des extraits peptidiques de lupin

I.1. – Extrait A

- Extraction et purification des protéines de lupin

Cette étape comprend une solubilisation aqueuse de la fraction soluble à pH
5 alcalin suivie d'une séparation des insolubles :

A partir du tourteau de lupin délipidé et broyé, l'extraction des protéines est
réalisée à pH 9,0 (pH ajusté par ajout de soude) avec un ratio farine/eau égal à 1/10
(p/p). La solution est incubée sous agitation à température ambiante pendant une
heure. La partie insoluble du tourteau est ensuite séparée de la partie soluble par
10 essorage. Le gâteau obtenu est lavé. La fraction soluble contenant les protéines et les
sucres solubles est diafiltrée sur un module d'ultrafiltration de seuil de coupure de 10
000 daltons afin de séparer les protéines (rétentat) des sucres solubles (ultrafiltrat).

- Production et purification de peptides par hydrolyse enzymatique :

Le rétentat d'ultrafiltration contenant les protéines est ajusté à la
15 concentration de 100 g/l puis hydrolysé à pH 8,0 en présence d'Alcalase® (NOVO
NORDISK) à 55°C pendant 3 h environ. Après hydrolyse, l'enzyme est dénaturée par
hydrolyse pendant 15 min à 85°C. Dès que la solution est refroidie, elle est
neutralisée par ajout d'acide chlorhydrique. Les peptides obtenus sont purifiés par
diafiltration sur module d'ultrafiltration de seuil de coupure de 10 000 daltons. La
20 solution obtenue est ensuite nanofiltrée afin de dessaler (élimination du chlorure de
sodium) et de concentrer la fraction peptidique. La solution de peptides est enfin
décolorée à l'aide de charbon actif 3 % (1 heure à 50 °C), le charbon étant éliminé
par filtration.

- Stérilisation et conditionnement de la fraction de peptides:

25 Avant conditionnement, la solution est microfiltrée (0,2 µm) de façon stérile
puis répartie dans des contenants stériles à la concentration de 10 % en présence de
conservateurs.

I.2 – Extrait B

30 L'extrait peptidique B est obtenu selon le procédé décrit mis en œuvre pour
obtenir l'extrait A à la différence que l'étape de décoloration est supprimée.

I.3 – Extrait C

L'extrait peptidique de lupin C est obtenu selon le procédé décrit mis en œuvre pour obtenir l'extrait A à la différence que les étapes de purification d'ultrafiltration et de décoloration sont supprimées.

5

II – Analyse de l'extrait peptidique A

L'extrait sec est ensuite analysé.

Présentation :

- Aspect : poudre homogène non hygroscopique
- 10 - Couleur : blanc cassé
- Quantité : 5 g
- Composition chimique :
 - Teneur en sucres totaux (dosage à l'anthrone) : < 1 %
 - Teneur en chlorures (Kit SIGMA réf : 955-30) : 6 %
 - 15 - Teneur en eau (100 °C, 4 h) : 8 % maximum
 - Teneur en peptides : 85 %
- caractérisation
 - pH (solution à 20 g/l) : 7,06
 - Solubilité (eau osmosée) : >100 g/l

Tableau 1 - Composition en acides aminés de l'hydrolysat

Amino-acides	P.M. A.A.	Conc. en mM	Conc. en mg/l	% dans poudre	%/AA totaux
ASP	133,1	2,078	276,582	9,9	11,3
GLU	147,1	3,858	567,438	20,3	23,2
SER	105,1	1,196	125,647	4,5	5,1
HIS	155,2	0,270	41,904	1,5	1,7
GLY	75,1	1,114	83,624	3,0	3,4
THR	119,1	0,664	79,023	2,8	3,2
ALA	89,1	0,763	67,983	2,4	2,8
ARG	174,2	1,447	251,980	9,0	10,3
TYR	181,2	0,829	150,215	5,4	6,1
CYS-CYS	240,3	0,247	59,234	2,1	2,4
VAL	117,1	0,792	92,743	3,3	3,8
MET	149,2	0,029	4,327	0,2	0,2
PHE	165,2	1,044	172,469	6,2	7,0
ILE	131,2	0,621	81,410	2,9	3,3
LEU	131,2	1,481	194,307	6,9	7,9
LYS	146,2	0,626	91,448	3,3	3,7
PRO	115,1	0,935	107,619	3,8	4,4

2447,952

Total

87,4 %

III – Activité anti-collagénase et anti-gélatinolytique des peptides de lupin - extrait A

5 -in vitro

L'activité anti-collagénase a été mesurée *in vitro* dans un modèle biochimique de type screening reposant sur l'utilisation d'une collagénase purifiée et du substrat de cette dernière, la gélatine conjuguée à la fluorescéine (kit EnzChek™ Gelatinase/Collagenase, MOLECULAR PROBES). La collagénase purifiée à partir de *Clostridium histolyticum* était fournie dans le kit EnzChek™ Gelatinase/Collagenase (MOLECULAR PROBES). Cette enzyme a une double fonctionnalité sur le collagène IV (membrane basale épiderme/ derme) et gélatine.

La DQ-gélatine purifiée à partir de peau porcine et conjuguée à la fluorescéine était fournie dans le kit EnzChek™ Gelatinase/Collagenase (MOLECULAR PROBES).

Le tampon de la réaction, constitué de 0,05 M de Tris-HCl, de 0,15 M NaCl, de 5 mM de CaCl₂, de 0,2 mM d'azide de sodium (pH 7,6), était fourni dans le kit EnzChek™ Gelatinase/Collagenase (MOLECULAR PROBES).

L'extrait peptidique a été solubilisé dans le tampon de la réaction. Il a été testé à 0,004 ; 0,02 ; 0,04 ; 0,2 et 0,4 % (p/v).

Les dilutions des extraits à l'essai ont été incubées avec la DQ-gélatine à 1 mg/ml et la collagénase à 0,2 UI/ml pendant 1 heure, 2 heures et 24 heures à température ambiante.

Un témoin, correspondant au mélange « collagénase + DQ-gélatine », a été incubé en parallèle.

Pour chaque condition expérimentale, des échantillons, appelés par la suite « échantillons sans enzyme », ont été incubés en présence de DQ-gélatine et en absence de collagénase.

Chaque condition expérimentale a été réalisée en triplicate.

Après 1 heure, 2 heures et 24 heures, le signal correspondant à la dégradation de la DQ-gélatine a été mesurée en fluorimétrie (Excitation : 485 nm et émission : 595 nm). Pour chaque échantillon, la valeur obtenue pour les « échantillons sans enzyme » a été soustraite.

Les résultats ont été exprimés en unité de fluorescence par échantillon et en pourcentage de variation par rapport au groupe témoin.

Les groupes de données (groupe témoin et groupes traités) ont été comparés par une analyse de la variance à un facteur (ANOVA 1, $p < 0,05$), suivie par un test de Dunnett. L'effet des extraits a ainsi été comparé à celui obtenu dans le groupe témoin.

L'extrait peptidique testé de 0,004 à 0,2% (p/v), présentait une activité anti-collagénase et anti-gélatinolytique dose-dépendante. L'effet était maximum au temps 24 heures comme indiqué dans le tableau 2 ci-dessous.

Tableau 2**Temps d'incubation = 1 heure**

Témoin	0,004	0,02	0,04	0,2	0,4
16237	14161	11890	11205	11249	9434
14329	13561	11161	10863	9840	7544
15636	13965	11757	11344	11387	8878
15401	13896*	11603*	11137*	10825*	8619*
+/-	+/-	+/-	+/-	+/-	+/-
976	306	388	248	856	971
<i>100 %</i>	<i>89</i>	<i>75</i>	<i>73</i>	<i>73</i>	<i>57</i>

Temps d'incubation = 2 heures

Témoin	0,004	0,02	0,04	0,2	0,4
24776	20526	13689	11000	7617	6853
22516	19597	6710	10406	6072	4933
23779	20144	13148	11349	7824	6467
23690	20089*	11182*	10918*	7171*	6084*
+/-	+/-	+/-	+/-	+/-	+/-
1133	467	3883	477	957	1016
<i>100 %</i>	<i>85</i>	<i>55</i>	<i>48</i>	<i>33</i>	<i>27</i>

5

Temps d'incubation = 24 heures

Témoin	0,004	0,02	0,04	0,2	0,4
31653	12655	2583	2378	524	1154
29536	11531	1487	1442	484	467
29745	13008	2657	2713	693	927
30311	12398*	2242*	2178*	567*	849*
+/-	+/-	+/-	+/-	+/-	+/-
1167	771	655	659	111	350
<i>100 %</i>	<i>41</i>	<i>7</i>	<i>7</i>	<i>2</i>	<i>3</i>

Les résultats sont exprimés en unité de fluorescence/échantillon.

En gras : moyenne et écart type

* : moyenne significativement différente du groupe témoin ($p < 0,05$).

En conclusion, dans les conditions expérimentales retenues, l'extrait
5 protéique testé entre 0,004 et 0,4 % (p/v), présentait une activité anti-
gélatinase/collagénase dose-dépendante. On note notamment un excellent rapport
effet/dose/temps des peptides de lupin par rapport à la collagénase aspécifique : à 24
heures par exemple, 0,04 % inhibe 93 % de l'activité gélatinolytique de la
collagénase de *Clostridium*, à 2 heures : 52 %.

10 D'autres essais avec le même extrait peptidique ont été effectués à des
concentrations de 0,01 ; 0,05 ; 0,1 ; 0,5 et 1 % (p/v) et les résultats sont indiqués au
tableau 3 ci-dessous ainsi que sur la figure 1 annexée. Cette figure représente la
cinétique d'inhibition de la collagénase aspécifique – Influence de la concentration
en extrait peptidique. En ordonnée activité de la gélatinolytique (%), en abscisse
15 temps d'incubation (h).

Tableau 3

Temps d'incubation (h)	Concentration en extrait A (% p/v)/Activité gélatinolytique en (%)				
	0,01	0,05	0,1	0,5	1
1	89	75	73	73	57
2	85	55	48	33	27
4	79	38	29	14	12
6	69	27	21	8	9
24	41	7	7	2	3

Dans les conditions expérimentales retenues, l'extrait peptidique testé entre
0,01 et 0,5 % (p/v), présente une activité anti-gélatinase et collagénase dose
20 dépendante et temps dépendante.

Dans tous les essais, la 1,10-phénanthroline, inhibiteur aspécifique, a été
utilisée comme produit anti MMP de référence. Les résultats obtenus étaient
conformes à ceux qui étaient attendus et validaient les essais.

IV – Activité anti-collagénase spécifique des peptides de lupin – extrait A- sur modèle organotypique humain

Le vieillissement cutané se caractérise, entre autre, par une modification des propriétés mécaniques cutanées de la peau, consécutive à une dégradation des fibres collagéniques du derme et d'autres macroprotéines. Cette dégradation met en jeu des collagénases endogènes (Grymes, R.A., Kronberger A. and Bauer E.A. – *Collagenases in disease* – In «*Connective Tissue Diseases of the skin*» Eds. Lapière C.M. and Krieg T., 1993, 69-85). G. Fischer et J. Voorhees «*Pathiophysiology of premature skin aging induced by ultraviolet light*» et «*Molecular mechanisms of photoaging and its prevention by retinoic acid : ultraviolet irradiation induces MAP kinase signal transduction cascades that induce A-1-regulated matrix metalloproteinases that degrade human skin in vivo*»).

Pour lutter contre les signes de vieillissement de la peau, des produits présentant une activité anti-collagénase sont envisageables.

L'activité anti-collagénase d'un produit à l'essai peut être étudiée *in vitro* dans un modèle organotypique de peau humaine. Le principe du test est le suivant : une application de collagénase purifiée sur la coupe s'accompagne d'une dégradation des fibres de collagène endogènes. Les fibres de collagène sont ensuite colorées par le trichrome de Masson. La digestion des fibres de collagène endogènes par la collagénase purifiée est évaluée qualitativement par observation morphologique et quantitativement par analyse d'images. Un produit présentant une activité anti-collagénase préservera partiellement ou totalement l'intégrité des fibres de collagène mises en présence de l'enzyme.

Les produits à l'essai ont été conservés à +4 °C jusqu'au moment de leur utilisation.

Trois dilutions ont été testées : 0,01 ; 0,1 et 1 % (v/v).

Le phosphoramidon, utilisé comme produit de référence, provenait de chez SIGMA.

La collagénase purifiée (type III, fraction A) provenait de chez SIGMA.

Le milieu d'incubation des coupes de peau humaine, appelé par la suite "véhicule", était le tampon Tris HCl 0,15 M, pH 7,5 contenant 0,01 M de chlorure de

calcium.

Les réactifs, de qualité analytique, provenaient de chez CARLO ERBA, GIBCO ou SIGMA, sauf indication contraire.

Les coupes de peau ont été réalisées à partir d'un déchet opératoire recueilli après une plastie abdominale. Le sujet était une femme de 30 ans. Des explants de peau de 4 cm de diamètre ont été réalisés. Ils ont été déposés sur un support de liège et congelés à -80°C. Des coupes transverses de 6 µm d'épaisseur ont été réalisées avec un cryomicrotome. Elles ont été fixées sur des lames de verre et maintenues hydratées avec le véhicule pendant l'essai.

Les échantillons à l'essai ont tous été repris dans de l'éthanol avant d'être dilués dans le tampon d'essai.

- La concentration finale en éthanol a été maintenue constante et égale à 0,1 % (v/v) dans les deux plus faibles dilutions de l'extrait peptidique (0,01 et 0,1 % v/v) ;
- elle a été maintenue constante et égale à 1 % (v/v) dans la dilution la plus forte (1 %, v/v).
- Des "témoins éthanol" à 0,1 et 1 % (v/v) ont été réalisés.
- Le phosphoramidon a été repris directement dans le véhicule.

L'extrait peptidique a été testé à 0,01 ; 0,1 et 1 % (p/v).

Le phosphoramidon a été testé à 10^{-3} M.

On avait donc les échantillons suivants :

Extrait : tampon ; éthanol (0,1 %, v/v ou 1 %, v/v) ; enzyme extrait (0,01 ; 0,1 et 1 %, p/v) ;

Témoin enzyme : tampon ; éthanol (0,1 %, v/v) ; enzyme ;

Témoin éthanol (sans enzyme) : tampon ; éthanol (0,1 % ou 1 %, v/v) ;

Produit réf : tampon ; éthanol ; enzyme ; phosphoramidon 10^{-3} M.

Les dilutions des produits à l'essai, de l'éthanol et du produit de référence ont été déposées sur les coupes de peau, à raison de 100 µl par coupe, et pré-incubées pendant dix minutes à 37 °C. Des bandes de papier filtre (0,16 cm² de surface) imbibées de véhicule seul (témoin sans enzyme) ou contenant de la collagénase à 50

unités internationales (UI)/ml (témoin enzyme) ont ensuite été déposées sur les coupes. Les lames ont été placées en chambre humide à 37°C pendant trois heures.

Après l'incubation, les coupes ont été rincées avec le milieu d'incubation et colorées par le trichrome de Masson. L'activité de l'enzyme en absence et en présence de l'extrait, de l'éthanol ou du produit de référence a été évaluée par observation microscopique et notée selon le barème suivant :

- 0 : digestion enzymatique nulle
- + : digestion enzymatique faible
- ++ : digestion enzymatique moyenne
- +++ : digestion enzymatique forte.

Des photographies des coupes ont été réalisées.

L'activité de la collagénase en absence et en présence des produits à l'essai, de l'éthanol ou du produit de référence a été évaluée par analyse d'images. L'image des coupes colorées a été digitalisée sur un écran vidéo; le logiciel d'analyse d'image (IMAGENIA 2000, BIOCOM®) a permis de calculer la surface occupée par les fibres de collagène intactes. Les résultats ont été exprimés en pourcentage de fibres de collagène intactes par champ optique.

Le pourcentage d'inhibition de l'activité collagénase des extraits à différentes concentrations de l'éthanol et du produit de référence a été calculé à l'aide des formules suivantes :

Pour le produit de référence (directement repris dans le véhicule), le pourcentage d'inhibition est calculé par la formule suivante :

$$\frac{(\% \text{ fibres collagène})_{\text{Produit Réf}} - (\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin enzyme}}}{(\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin éthanol}} - (\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin enzyme}}} \times 100$$

Pour les extraits dilués dans le véhicule contenant 0,1 % (v/v) d'éthanol), le pourcentage d'inhibition est calculé par la formule suivante :

$$\frac{(\% \text{ fibres collagène})_{\text{Produit Réf}} - (\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin enzyme}}}{(\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin éthanol}} - (\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin enzyme}}} \times 100$$

Pour les extraits dilués dans le véhicule contenant 1 % (v/v) d'éthanol, le pourcentage d'inhibition est calculé par la formule suivante :

$$\frac{(\% \text{ fibres collagène})_{\text{Produit Réf}} - (\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin enzyme}}}{(\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin éthanol}} - (\% \text{ fibres collagène})_{\text{Témoin enzyme}}} \times 100$$

- 5 L'activité anti-collagénase de l'extrait à différentes concentrations a été étudiée dans un modèle organotypique de peau humaine.

En absence de collagénase (témoin véhicule), les fibres de collagène étaient intactes. En présence de collagénase (témoin enzyme), les fibres de collagène étaient presque totalement dégradées). Ce résultat était attendu et validait l'essai.

- 10 Le phosphoramidon à 10^{-3} M, utilisé comme produit de référence, inhibait de 16% l'activité de la collagénase. Ce résultat était attendu et finissait de valider l'essai.

L'éthanol, utilisé comme diluant intermédiaire des produits à l'essai a été testé à 0,1 et 1 % (v/v). Il n'avait pas d'effet sur la dégradation des fibres de collagène par la collagénase.

- 15 L'extrait peptidique testé à 0,01; 0,1 et 1 % (p/v) inhibait l'activité de la collagénase de 2, 24 et 65 % respectivement L'observation morphologique aboutissait au même résultat.

- 20 En conclusion, dans les conditions expérimentales retenues, l'extrait peptidique A présentait à des concentrations faibles une activité anti-collagénase importante.

Les résultants d'inhibition de l'extrait peptidique, de l'éthanol et du phosphoramidon sur la digestion des fibres de collagène dermiques par la collagénase sont réunis dans le tableau ci-dessous :

Tableau 4

Condition expérimentale	Concentration	Digestion enzymatique (observation morphologique)	% d'inhibition de l'activité collagénase (analyse d'image)
Témoin véhicule	-	0	-
Témoin enzyme	50 UI/ml	+++	0
Phosphoramidon (M)	10 ⁻³	+	+
Ethanol	0,1	+++	0
(%, v/v)	1	+++	0
Extrait peptidique	0,01	+++	2
(%, v/v)	0,1	++	24
	1	+	65

0 : digestion enzymatique nulle

+: digestion enzymatique faible

++ : digestion enzymatique moyenne

5 +++ : digestion enzymatique forte

V – Activité anti-métalloprotéase MMP-2 et MMP-9 des peptides de lupin – extraits A, B et C

10 La MMP-2 ou gélatinase A et la MMP-9 ou gélatinase B sont des métalloprotéases qui dégradent des composants spécifiques de la matrice extracellulaire: la MMP-2 dégrade la gélatine (=collagène dénaturé), les collagènes I, IV, VII et XI, la fibronectine, la laminine et l'élastine ; la MMP-9 dégrade la gélatine, les collagènes IV, V et XIV et l'élastine. Elles jouent un rôle important dans le « photo-aging » et dans la prolifération des cellules endothéliales.

15 L'activité anti-MMP-2 et anti-MMP-9 des produits à l'essai a été mesurée *in vitro* dans un modèle biochimique de type screening reposant sur l'utilisation d'une MMP-2 humaine purifiée et d'une MMP-9 humaine recombinante et du substrat de ces dernières, la gélatine conjuguée à la fluorescéine (kit EnzChek™ Gelatinase/Collagenase, MOLECULAR PROBES).

La MMP-2 purifiée à partir de fibrosarcome humain provenait de chez BOEHRINGER MANNHEIM.

La MMP-9 humaine recombinante provenait de chez R&D SYSTEMS.

La DQ-gélatine purifiée à partir de peau porcine et conjuguée à la fluorescéine était fournie dans le kit EnzChek™ Gelatinase/Collagenase (MOLECULAR PROBES).

Le tampon de réaction pour l'étude de l'activité de la MMP-2 (TpR1) était constitué de 50 mM de Tris-HCl, de 0,05% (p/v) de Triton X100 et de 5 mM de CaCl₂, pH 7,5.

Le tampon de réaction pour l'étude de l'activité de la MMP-9 (TpR2) était constitué de 50 mM de Tris-HCl, de 0,05% (p/v) de Brij 35 et de 5 mM de CaCl₂, pH 7,4.

Préparation des produits à l'essai et du produit de référence

La 1,10-phénanthroline a été solubilisée dans les tampons de réaction TpR1 et TpR2. Elle a été testée à 8 et 80 µg/ml.

Les extraits peptidiques A, B et C ont été solubilisés dans les tampons de réaction TpR1 et TpR2. Ils ont été testés à 0,01; 0,1 et 1% (p/v).

MMP-2

Avant son utilisation, la MMP-2 a été activée par une incubation de 30 minutes à 37°C en présence de APMA dilué à 2,5 mM dans le tampon TpR1.

Les dilutions des produits à l'essai ou du produit de référence ont été incubées avec la DQ-gélatine, diluée à 25 µg/ml, et la MMP-2 activée, diluée à 1,25 µg/ml, pendant 24 heures à 37°C.

Un témoin, correspondant au mélange « MMP-2 + DQ-gélatine », a été incubé en parallèle.

Pour chaque condition expérimentale, des échantillons, appelés par la suite « échantillons sans enzyme », ont été incubés en présence de DQ-gélatine et en absence de MMP-2 activée. Ces échantillons permettaient de mesurer l'interférence des produits à l'essai avec la méthode d'évaluation des effets (fluorimétrie).

Chaque condition expérimentale a été réalisée en triplicate.

MMP-9

Les dilutions des produits à l'essai ou du produit de référence ont été incubées avec la DQ-gélatine, diluée à 25 μ g/ml, et la MMP-9, diluée à 0,25 μ g/ml, pendant
 5 24 heures à 37°C.

Un témoin, correspondant au mélange « MMP-9 + DQ-gélatin », a été incubé en parallèle.

Pour chaque condition expérimentale, des échantillons, appelés par la suite « échantillons sans enzyme », ont été incubés en présence de DQ-gélatine et en
 10 absence de MMP-9. Ces échantillons permettaient de mesurer l'interférence des produits à l'essai avec la méthode d'évaluation des effets (fluorimétrie).

Chaque condition expérimentale a été réalisée en triplicate.

Après 24 heures, le signal correspondant à la dégradation de la DQ-gélatine a été mesurée en fluorimétrie (Excitation : 485 nm et émission : 595 nm). Pour chaque
 15 échantillon, la valeur obtenue pour les 'échantillons sans enzyme' a été soustraite.

Les résultats ont été exprimés en unité de fluorescence par échantillon et en pourcentage de variation par rapport au groupe témoin.

Les groupes de données (groupe témoin et groupes traités) ont été comparés par une analyse de la variance à un facteur (ANOVA 1, $p < 0,05$), suivie par un test de
 20 Dunnett.

Les résultats sont indiqués ci-dessous :

V.1 – Activité anti-MMP-2

Extrait peptidique	Témoin	Activité MMP-2 (en %) (1) / Concentration (% v/v) en solution d'extrait peptidique à 10 % en poids		
		0,01	0,1	1
C	100	119	111	43
A	100	152	151	68
B	100	110	98	77

(1)Activité exprimée par rapport au groupe témoin en absence d'inhibiteur de la MMP-2

Conclusion

- La solution à 10 % en poids d'extrait de lupin C, testée à 0,01 et 0,1 % (v/v) ne présente pas d'activité anti-MMP-2. Testée à 1 % (v/v), elle inhibe la MMP-2 de 57 %.
- 5 - La solution à 10 % en poids d'extrait de lupin A, testée à 0,01 à 0,1 % (v/v) ne présente pas d'activité anti-MMP-2. Testée à 1 % (v/v), elle inhibe la MMP-2 de 32 %.
- la solution à 10 % en poids d'extrait B, testée à 1 % inhibe à 23 % MMP-2.
- La phénanthroline, testée à 8 et 80 µg/ml, inhibe de 32 et 73 % respectivement
- 10 l'activité de la MMP-2. Ce résultat qui était attendu valide l'essai.

V.2 – Activité anti-MMP-9

Extrait peptidique	Témoin	Activité MMP-9 (en %) (1) / Concentration (% v/v) en solution d'extrait peptidique à 10 % en poids		
		0,01	0,1	1
A	100	143	143	61
B	100	146	129	27

(1)Activité exprimée par rapport au groupe témoin en absence d'inhibiteur de la MMP-9

15 Conclusion:

- La solution à 10 % en poids d'extrait de lupin A, testée à 0.01 et 0.1 % (v/v) ne présente pas d'activité anti-MMP-9. Testée à 1 % (v/v), elle inhibe la MMP-9 de 39 %.
- La solution à 10 % en poids d'extrait de lupin B, testée à 0.01; 0.1 % (v/v) ne
- 20 présente pas d'activité anti-MMP-9. Testée à 1 % (v/v), elle inhibe la MMP-9 de 73%.

La phénanthroline, testée à 8 et 80 µg/ml, inhibe de 80 et 76 % respectivement l'activité de la MMP-9. Ce résultat qui était attendu valide l'essai.

VI – Evaluation de l'effet des peptides de lupin sur la quantité de MMP-1-9 et -3 dans des fibroblastes humains irradiés par des rayons UVA.

L'étude a été réalisée sur des fibroblastes dermiques humains en culture monocouche. Les cellules ont été pré-incubées pendant 1 heure à 37°C en présence
5 des produits de référence et du produit à l'essai. Puis, les cellules ont été irradiées par une dose unique de 10 J/cm² en UVA, en présence du produit à tester et des produits de référence.

Immédiatement après l'irradiation, les cellules ont été incubées pendant 48h à 37°C, toujours en présence du produit à tester et des produits de référence.

10 Le dosage des différentes MMPs est effectué dans les milieux de culture au moyen de kits ELISA spécifiques (Amersham).

Produits de référence et produit à l'essai.

La 1,10-phenantroline, testée à 80 µg/ml, inhibiteur non spécifique des
15 MMPs, a été utilisé comme produit de référence.

Le mélange acide rétinolique 10 µM + EGF 10 ng/ml a été utilisé pour ses capacités d'induction du TIMP1 (TIMP1, *Tissue Inhibitor* of MMP, inhibiteur physiologique des MMPs).

Une solution mère contenant 10% (p/v) de peptides de lupin a été préparée
20 dans de l'eau désionisée. A partir de cette solution, des dilutions ont été réalisées dans le milieu de culture des fibroblastes. L'extrait peptidique de lupin a été testé à 0,5 ; 1 et 2% (v/v).

Des cultures témoins, irradiées et non irradiées, ont été incubées en parallèle, en l'absence des produits de référence et du produit à l'essai.

25

Traitement des données.

Les groupes de données (groupe témoin et groupes traités) ont été comparés par une analyse de variance à un facteur (ANOVA 1, p<0,05), suivie par un test de Dunnett. Les effets des produits de référence et du produit à l'essai ont ainsi été
30 comparés à celui obtenu dans le groupe « cellules irradiées ».

Résultats.

Ils sont rassemblés dans le tableau ci-dessous et les résultats sont exprimés en % par rapport au groupe « cellules irradiées ».

	Production de MMP (en %)				
	Cellules témoins	Cellules irradiées	Cellules irradiées + Peptides de lupin (% v/v)		
			0,5	1	2
MMP-1	24	100	4	3	3
MMP-9	41	100	17	2	0
MMP-3	88	100	3	0	2

5 Conclusions.

La 1,10-phenantroline, testée à 80 µg/ml, inhibait de 99% la sécrétion de MMP-1, de 92% la sécrétion de MMP-9 et de 97% la sécrétion de MMP-3 par les fibroblastes irradiés.

Le mélange acide rétinolique 10 µM + EGF 10 ng/ml inhibait de 58% la sécrétion de MMP-1, de 67% la sécrétion de MMP-9 et de 44% la sécrétion de MMP-3 par les fibroblastes irradiés.

Ces résultats étaient attendus et validaient la réactivité du système d'essai.

L'irradiation à la dose de 10 J/cm² augmentait d'un facteur 4,10; 2,42 et 1,13 les quantités respectives de MMP-1, -9 et -3 sécrétées par les fibroblastes. Ces résultats étaient attendus et validaient le système d'essai en ce qui concerne l'induction des MMP-1, -9 et -3 par les UVA.

L'extrait peptidique de lupin, testé à 0,5, 1 et 2% (v/v), diminuait respectivement de 96, 97 et 97% la quantité de MMP-1 sécrétée par les fibroblastes (p<0,05).

L'extrait peptidique de lupin, testé à 0,5, 1 et 2%, diminuait de 83, 98 et 100% respectivement la quantité de MMP-9 sécrétée par les fibroblastes (p<0,05).

L'extrait peptidique de lupin, testé à 0,5, 1 et 2%, diminuait de 97, 100 et 98% respectivement la quantité de MMP-3 sécrétée par les fibroblastes (p<0,05).

Ainsi, dans les conditions expérimentales retenues, l'extrait peptidique de lupin présente des propriétés inhibitrices importantes vis-à-vis de la production des MMP-1, -9 et -3 par des fibroblastes dermiques humains irradiés aux UVA.

VII – Exemples de formule pour un usage topique:

Les pourcentages sont exprimés en poids total de la composition. L'extrait peptidique de lupin est utilisé sous forme d'une solution aqueuse à 10% en poids selon l'invention ou d'une poudre lyophilisée appelée extrait peptidique forme

5 poudre.

1. Crème anti-rougeurs pour peaux normales

	Eau	q.s.p.	100,000
10	Tétraoctanoate de pentaérythrityle		15,0 à 5,0
	Stéarate de glycéryle		10,0 à 2,0
	Néopentanoate d'isodécyle		10,0 à 2,0
	Propylène glycol		1,0 à 3,0
	Dextrine		1,0 à 3,0
15	Cyclométhicone		1,0 à 3,0
	Extrait de soja (glycine de soja)		0,1 à 10,0
	Extrait peptidique de lupin (solution aqueuse à 10%)		0,1 à 10,0
	Dioxyde de titane		1,0 à 3,0
	Cire de Candelilla (Euphorbia Cerifora)		1,0 à 3,0
20	Amidon de riz (Oriza Sativa)		1,0 à 3,0
	Huile insaponifiable de soja (Glycine Soja)		0,01 à 10,0
	Triglycérides caprylique/caprique		0,5 à 5,0
	PEG-100 Stéarate		0,5 à 5,0
	Extrait de Sophora Japonica		0,1 à 10,00
25	Acide stéarique		0,5 à 1,0
	Tocophéryl Acétate		0,1 à 1,0
	Phénoxyéthanol		0,1 à 1,0
	CI 77891		0,1 à 1,0
	Gomme de Xanthane		0,1 à 0,5
30	Diméthiconol		0,1 à 0,5
	Polyacrylamide		0,1 à 0,5
	Mica		0,1 à 0,5
	Cétéareth-20		0,1 à 0,5
	Chlorphénésine		0,1 à 0,5
35	Carbomère		0,1 à 0,5
	Octyl palmitate		0,1 à 0,5
	Trométhamine		0,1 à 0,5
	Cire d'abeilles (Beeswax)		0,1 à 0,5
	C13-14 Isoparaffine		0,1 à 0,5
40	DEA Cétyle Phosphate		0,1 à 0,5
	Cétyle Alcool		0,1 à 0,5
	Glucose		0,1 à 0,5
	Fragrance		0,1 à 0,5

Dissodium EDTA

0,1 à 0,5

5 2. Crème préventive anti-âge

		%
	Eau q.s.p.	100,00000
	Tétraoctanoate de pentaérythrityle	3,0 à 15,0
10	Néopentanoate d'isodécyle	3,0 à 15,0
	Squalane	1,0 à 10,0
	Dextrine	1,0 à 10,0
	Cyclométhicone	1,0 à 10,0
	Alcool cétéaryle	1,0 à 10,0
15	Extrait peptidique de lupin (solution aqueuse à 10%)	0,1 à 10,0
	Ascorbyle glucoside	0,1 à 10,0
	Glycérine	1,0 à 10,0
	Laureth-23	1,0 à 10,0
	Myristyl myristate	1,0 à 10,0
20	Cyclopentasiloxane	1,0 à 10,0
	Nylon-6	1,0 à 10,0
	Avocado Furane	0,01 à 10,0
	Phénoxyéthanol	0,1 à 1,0
	Cétéaryle Glucoside	0,1 à 1,0
25	Fragrance	0,1 à 1,0
	Cire d'abeilles (Beeswax)	0,1 à 1,0
	Méthylparabène	0,1 à 0,5
	Citrate de sodium	0,1 à 0,5
	Diméthiconol	0,1 à 0,5
30	Stéarate de glycéryle	0,1 à 0,5
	Disodium EDTA	0,1 à 0,5
	Propylparabène	0,1 à 0,5
	Hydroxyde de sodium	0,1 à 0,5
	Acrylates/C10-30 alkyle acrylates crosspolymères	0,1 à 0,5
35	Gomme de Xanthane	0,1 à 0,5
	Glucose	0,1 à 0,5

3. Crème anti-âge pour peaux matures

5	Eau	q.s.p	100,0000
	Tétraoctanoate de pentaérythrityle		1,0 à 10,0
	Neopentanoate d'isodécyle		1,0 à 10,0
	Glycérides de coco hydrogénés		1,0 à 10,0
	Huile de graine de Simmondsia Chinensis (Jojoba)		1,0 à 10,0
10	Squalane		1,0 à 10,0
	Glycérine		1,0 à 10,0
	Cyclométhicone		1,0 à 5,0
	Cétéaryl Alcool		1,0 à 5,0
	Myristyl Myristate		1,0 à 5,0
15	Laureth-23		1,0 à 5,0
	Silice		1,0 à 5,0
	Extrait peptidique de lupin (solution aqueuse à 10%)		0,1 à 10,0
	Gomme de sclérotium		0,1 à 1,0
	Avocado Furane		0,01 à 10,0
20	Acide salicylique		0,1 à 10,0
	Cire d'abeilles (Beeswax)		0,1 à 10,0
	Polyacrylamide		0,1 à 1,0
	Phénoxyéthanol		0,1 à 1,0
	Glycéryl Stéarate		0,1 à 1,0
25	Rétinol Palmitate		0,01 à 5,0
	Cétéaryl Glucoside		0,01 à 5,0
	Nylon-6		0,01 à 5,0
	Dioxyde de titane		0,01 à 5,0
	Fragrance		0,1 à 5,0
30	Acétate de tocophéryl		0,1 à 5,0
	Sorbate de potassium		0,1 à 5,0
	Méthylparabène		0,1 à 5,0
	C13-14 Isoparaffine		0,1 à 5,0
	CI 77891		0,1 à 5,0
35	Diméthiconol		0,1 à 5,0
	Propylparabène		0,1 à 5,0
	Hydroxyde de sodium		0,1 à 5,0
	Laureth-7		0,1 à 5,0
	Cétéaryl Alcool		0,1 à 5,0
40	Cétyl Palmitate		0,1 à 5,0
	Cocoglycérides		0,1 à 5,0
	Disodium EDTA		0,1 à 0,5
	CI 77491		0,1 à 0,5
	Acide citrique		0,1 à 0,5

4. Crème anti-rougeurs pour peaux sèches à très sèches

	Eau	q.s.p.	100,00000
5	Pétrolatum		1,0 à 10,0
	Glycérides de coco hydrogénés		1,0 à 10,0
	Néopentanoate d'isodécyle		1,0 à 10,0
	Huile de Simmondsia Chinensis (Jojoba)		1,0 à 2,0
	Butylène Glycol		1,0 à 5,0
10	Cétéaryl Alcool		1,0 à 5,0
	Glycérine		1,0 à 10,0
	Squalane		1,0 à 10,0
	Extrait peptidique de lupin (solution aqueuse à 10%)		0,1 à 10,0
	Laureth-23		1,0 à 10,0
15	Dioxyde de titane		1,0 à 10,0
	Huile insaponifiable de glycine Soja (Soybean)		0,1 à 10,0
	Triglycérides caprylique/caprique		1,0 à 5,0
	Phénoxyéthanol		0,1 à 1,0
	Cétéaryl Glucoside		0,1 à 1,0
20	Extrait de graines de soja		0,1 à 10,0
	Fragrance		0,1 à 1,0
	Sophora Japonica		0,1 à 10,0
	Acétate de tocophéryle		0,1 à 1,0
	Cire de Candelilla		0,1 à 1,0
25	CI 77891		0,1 à 0,5
	Méthylparabène		0,1 à 0,5
	Mica		0,1 à 0,5
	Propylparabène		0,1 à 0,5
	Ethylhexyl palmitate		0,1 à 0,5
30	Chlorphénésine		0,1 à 0,3
	Acrylates/C10-30 alkyl acrylates crosspolymères		0,1 à 0,3
	Gomme de xanthane		0,1 à 0,3
	Disodium EDTA		0,1 à 0,3
	Hydroxyde de sodium		0,1 à 0,3
35			

VIII – Exemples de solutions de lavage buccal

Les pourcentages sont exprimés en poids total de la composition. L'extrait peptidique de lupin est utilisé sous forme d'une solution aqueuse à 10% en poids selon l'invention ou d'une poudre lyophilisée appelée extrait peptidique forme poudre.

1. Extrait peptidique de lupin solution aqueuse à 10% + antiseptique (Triclosan) + antiplaque (Gantrez S97BF®)

	Extrait Peptidique de Lupin	2
5	Alcool éthylique	10
	Glycérine	10
	Huile de ricin hydrogénée, Ethoxylée à 40 moles EO (Crémophor co410)	0,5
	Poly(Méthyle vinyle éther/Acide Maléique (Gantrez S97BF®)	0,2
	Soude	0,15
10	Fluorure de sodium	0,05
	Arôme Cannelle-Menthe	0,1
	Triclosan	0,03
	Chlorure de zinc	0,01
	Saccharine sodique	0,01
15	Colorant C.I. 16255 (E 124)	0,0025
	Eau purifiée	QSP 100

2. Extrait peptidique de lupin solution aqueuse à 10% + antiseptique

	Extrait Peptidique de Lupin	2
20	Alcool éthylique	10
	Glycérine	10
	Huile de ricin hydrogénée, Ethoxylée à 40 moles EO (Crémophor co410)	0,3
	Fluorure de sodium	0,05
	Arôme Cannelle-Menthe	0,1
25	Triclosan	0,03
	Chlorure de zinc	0,01
	Saccharine sodique	0,01
	Colorant C.I. 16255 (E 124)	0,0025
	Eau purifiée	QSP 100

30 3. Extrait peptidique de lupin forme poudre + antiseptique (Chlorure de cétylpyridinium)

	Extrait Peptidique de Lupin	1
	Alcool éthylique	10
35	Glycérine	8
	Huile de ricin hydrogénée, Ethoxylée à 40 moles EO (Crémophor co410)	0,1
	Fluorure de sodium	0,05
	Arôme Cannelle-Menthe	0,1
	Chlorure de cétylpyridinium	0,05
40	Chlorure de zinc	0,01
	Saccharine sodique	0,01
	Colorant C.I. 16255 (E 124)	0,0025
	Eau purifiée	QSP 100

IX – Exemples de pâtes dentifrice

Les pourcentages sont exprimés en poids total de la composition. L'extrait peptidique de lupin est utilisé sous forme d'une solution aqueuse à 10% en poids selon l'invention ou d'une poudre lyophilisée appelée extrait peptidique forme

5 poudre.

1. Extrait peptidique de lupin forme poudre + fluorures

	Extrait peptidique de Lupin	1
10	Monofluorophosphate de sodium	0,75
	Fluorure de Sodium	0,10
	Sorbitol à 70%	35
	Silice synthétique à fort pouvoir abrasif	13
	Silice synthétique à faible pouvoir abrasif	5
15	Carboxyméthylcellulose sodique	1,6
	Lauryl sulfate de sodium	1
	Arôme mentholé	0,85
	Oxyde de titane	0,5
	Lessive de soude	0,5
20	Cyclamate de sodium	0,3
	Menthol	0,15
	Saccharine sodique	0,07
	Eau purifiée	QSP 100

25 2. Extrait peptidique de Lupin solution aqueuse à 10% + fluorures

	Extrait peptidique de Lupin	2
	Monofluorophosphate de sodium	0,75
	Fluorure de Sodium	0,10
30	Sorbitol à 70%	35
	Silice synthétique à fort pouvoir abrasif	13
	Silice synthétique à faible pouvoir abrasif	5
	Carboxyméthylcellulose sodique	1,6
	Lauryl sulfate de sodium	1
35	Arôme mentholé	0,85
	Oxyde de titane	0,5
	Lessive de soude	0,5
	Cyclamate de sodium	0,3
	Menthol	0,15
40	Saccharine sodique	0,07
	Eau purifiée	QSP 100

REVENDICATIONS

1. Extrait peptidique de lupin (*lupinus*) caractérisé en ce qu'il présente une activité d'inhibition des métalloprotéases.

5

2. Extrait peptidique de lupin selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'il présente une activité d'inhibition des métalloprotéases choisies entre autre parmi les collagénases, les gélatinases.

10

3. Extrait peptidique de lupin selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'il est appauvri en lipides.

15

4. Extrait peptidique de lupin selon l'une des revendications 1 à 3, caractérisé en ce qu'il comprend au moins 50%, de préférence au moins 70 %, de préférence au moins 80 % de peptides.

20

5. Extrait peptidique selon l'une des revendications 1 à 4, caractérisé en ce qu'il est obtenu par hydrolyse de la fraction protéique de lupin.

6. Extrait peptidique de lupin selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce qu'il est susceptible d'être obtenu par un procédé comprenant les étapes suivantes :

25

- préparation d'un tourteau de lupin délipidé et broyé ou d'une farine de lupin (lipidée), micronisée,
- extraction des fractions protéiques et osiques solubles, ou précipitation des protéines au point isolélectrique,
- éventuellement séparation de la fraction protéique,
- hydrolyse de la fraction protéique et récupération éventuellement, après filtration, de l'extrait protéique.

30

7. Extrait peptidique selon l'une des revendications précédentes, caractérisé en ce qu'il présente la composition en acides aminés suivantes (en pourcentage en poids par rapport au poids total d'acides aminés) :

Amino-acides	%/AA totaux
ASP	11,3
GLU	23,2
SER	5,1
HIS	1,7
GLY	3,4
THR	3,2
ALA	2,8
ARG	10,3
TYR	6,1
CYS-CYS	2,4
VAL	3,8
MET	0,2
PHE	7,0
ILE	3,3
LEU	7,9
LYS	3,7
PRO	4,4

5 8. Composition pharmaceutique ou cosmétique ou nutraceutique comprenant
un extrait peptidique selon l'une des revendications 1 à 7, éventuellement un
véhicule inerte, notamment pour le traitement d'humains ou de mammifères
souffrant d'une condition ou d'une maladie liée à une destruction excessive de
collagène ou à une destruction excessive des macroprotéines de soutien par des
10 métalloprotéases.

9. Composition selon la revendication 8, pour le traitement de l'arthrose, de
maladies parodontales, de lésions de la peau, de maladies inflammatoires, des

maladies liées au défaut de cicatrisation, à l'attaque de l'émail des dents, à l'angiogénèse tumorale ou pathologique.

5 10. Composition selon la revendication 9, pour le traitement des lésions de la peau dues au vieillissement intrinsèque de la peau, le vieillissement sous l'action du rayonnement solaire, les effets délétères du tabac, de la pollution, du stress.

10 11. Composition selon la revendication 10, pour une application topique externe.

12. Composition selon la revendication 8, 9 ou 10, pour une administration orale.

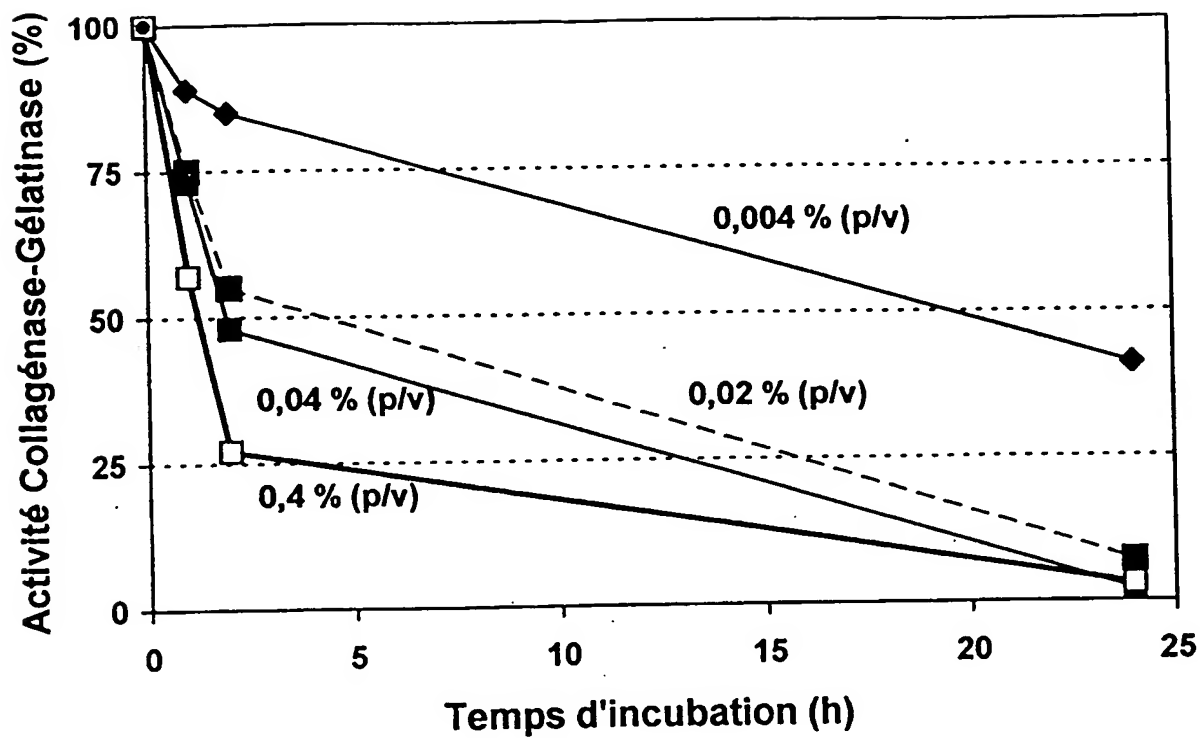


FIG. 1

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

PCT/FR 00/01007

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 7 A61K35/78 A61K7/48 A61P19/02 A61P1/02 A61P17/00
A61P29/00 A61P17/02 A61P9/00

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 7 A61K

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

WPI Data, PAJ, EPO-Internal, FSTA, MEDLINE, BIOSIS, PASCAL, LIFESCIENCES, CAB Data, EMBASE

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	M. RADLOWSKI ET AL.: "SYSTEMIN-AN INDUCER OF PROTEINASE INHIBITOR SYNTHESIS CAN BE RESPONSIBLE FOR BIOLOGICAL ACTIVITY OF A LUPIN EXTRACT AGAINST INSECTS." JOURNAL OF PLANT PHYSIOLOGY., vol. 150, 1997, pages 220-223, XP000866580 FISCHER, STUTTGART., DE ISSN: 0176-1617 the whole document --- -/--	1



Further documents are listed in the continuation of box C.



Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents:

"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance

"E" earlier document but published on or after the international filing date

"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)

"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means

"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance: the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone

"Y" document of particular relevance: the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.

"&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

13 July 2000

Date of mailing of the international search report

20/07/2000

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Rempp, G

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

PCT/FR 00/01007

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	<p>MARK E. HINES ET AL.: "SCREENING FOR CYSTEINE PROTEINASE INHIBITOR ACTIVITY IN LEGUME SEEDS." JOURNAL OF THE SCIENCE OF FOOD AND AGRICULTURE., vol. 59, 1992, pages 555-557, XP002126982 ELSEVIER APPLIED SCIENCE PUBLISHERS. BARKING., GB ISSN: 0022-5142</p> <p>-----</p>	

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Recherche Internationale No
PCT/FR 00/01007

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE

CIB 7 A61K35/78 A61K7/48 A61P19/02 A61P1/02 A61P17/00
A61P29/00 A61P17/02 A61P9/00

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE

Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement)

CIB 7 A61K

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche

Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si réalisable, termes de recherche utilisés)

WPI Data, PAJ, EPO-Internal, FSTA, MEDLINE, BIOSIS, PASCAL, LIFESCIENCES, CAB Data, EMBASE

C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie *	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
-------------	--	-------------------------------

X	<p>M. RADLOWSKI ET AL.: "SYSTEMIN-AN INDUCER OF PROTEINASE INHIBITOR SYNTHESIS CAN BE RESPONSIBLE FOR BIOLOGICAL ACTIVITY OF A LUPIN EXTRACT AGAINST INSECTS." JOURNAL OF PLANT PHYSIOLOGY., vol. 150, 1997, pages 220-223, XP000866580 FISCHER, STUTTGART., DE ISSN: 0176-1617 le document en entier</p> <p style="text-align: center;">---</p> <p style="text-align: center;">-/--</p>	1
---	--	---

☒ Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents

☐ Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe

* Catégories spéciales de documents cités:

"A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent

"E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date

"L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)

"O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens

"P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

"T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention

"X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément

"Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier

"&" document qui fait partie de la même famille de brevets

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

13 juillet 2000

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

20/07/2000

Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale

Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Fonctionnaire autorisé

Rempp, G

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Form. Internationale No

PCT/FR 00/01007

C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie	Identification des documents cités, avec le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	<p>MARK E. HINES ET AL.: "SCREENING FOR CYSTEINE PROTEINASE INHIBITOR ACTIVITY IN LEGUME SEEDS." JOURNAL OF THE SCIENCE OF FOOD AND AGRICULTURE., vol. 59, 1992, pages 555-557, XP002126982 ELSEVIER APPLIED SCIENCE PUBLISHERS. BARKING., GB ISSN: 0022-5142</p> <p style="text-align: center;">-----</p>	